Rec'd 1/PTO 28 APR 2005

日本国特許庁 JAPAN PATENT OFFICE

PCT/JP 03/13954

27.11.03

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出願年月日 Date of Application:

2002年10月30日

RECEIVED
2 2 JAN 2004

出 願 番 号 Application Number: 特願2002-316639

WIPO PCT

[ST. 10/C]:

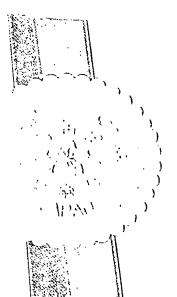
[JP2002-316639]

出 願 人
Applicant(s):

ユニバーシティ カレッジ ロンドン 中外製薬株式会社

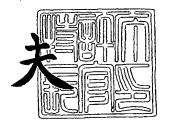
PRIORITY DOCUMENT

SUBMITTED OR TRANSMITTED IN COMPLIANCE WITH RULE 17.1(a) OR (b)



特許庁長官 Commissioner, Japan Patent Office 2004年 1月 7日





【書類名】

特許願

【整理番号】

1024776

【提出日】

平成14年10月30日

【あて先】

特許庁長官 太田 信一郎 殿

【国際特許分類】

A61K 39/00

【発明の名称】

HM1.24を応用した癌ワクチン

【請求項の数】

12

【発明者】

【住所又は居所】

イギリス国, ダブリュシー1イー 6 ビーティー, ロン

ドン、ゴーワー ストリート ユニバーシティ カレッ

ジ ロンドン アン インスティチュート インコーポ

レイテッド バイ ロイヤル チャーター

【氏名】

クエ ヨン

【発明者】

【住所又は居所】 徳島県徳島市八万町千鳥11-10

【氏名】

小阪 昌明

【発明者】

【住所又は居所】 東京都中央区京橋2-1-9 中外製薬株式会社内

【氏名】

小石原 保夫

【特許出願人】

【識別番号】

597013168

【氏名又は名称】 ユニバーシティ カレッジ ロンドン

【特許出願人】

【識別番号】

000003311

【氏名又は名称】 中外製薬株式会社



【代理人】

【識別番号】

100077517

【弁理士】

【氏名又は名称】 石田 敬

【電話番号】

03-5470-1900

【選任した代理人】

【識別番号】 100092624

【弁理士】

【氏名又は名称】 鶴田 準一

【選任した代理人】

【識別番号】

100087871

【弁理士】

【氏名又は名称】 福本 積

【選任した代理人】

【識別番号】 100082898

【弁理士】

【氏名又は名称】 西山 雅也

【選任した代理人】

【識別番号】 100081330

【弁理士】

【氏名又は名称】 樋口 外治

【手数料の表示】

【予納台帳番号】 036135

【納付金額】

21,000円

【提出物件の目録】

【物件名】

明細書 1

【物件名】

図面 1

【物件名】 要約書 1

【包括委任状番号】 9814920



【プルーフの要否】 関



【書類名】 明細書

【発明の名称】 HM1.24を応用した癌ワクチン

【特許請求の範囲】

【請求項1】 HM1.24によりパルスされた抗原特異的樹状細胞を有効成分とする癌ワクチン。

【請求項2】 前記HM1.24がHM1.24蛋白質又はHM1.24ペプチドである、請求項1に記載の癌ワクチン。

【請求項3】 前記HM1.24ペプチドが可溶性HM1.24ペプチドである、請求項2 に記載の癌ワクチン。

【請求項4】 HM1.24をコードする遺伝子が導入された抗原特異的樹状細胞を有効成分とする癌ワクチン。

【請求項5】 前記遺伝子がDNA又はRNAである、請求項4に記載の癌ワクチン。

【請求項6】 前記DNAがcDNAである、請求項5に記載の癌ワクチン。

【請求項7】 HM1.24蛋白質又はHM1.24ペプチドを有効成分とする癌ワクチン。

【請求項8】 前記HM1.24ペプチドが可溶性HM1.24ペプチドである、請求項7 に記載の癌ワクチン。

【請求項9】 HM1.24をコードする遺伝子を有効成分とする癌ワクチン。

【請求項10】 前記遺伝子がDNA又はRNAである、請求項9に記載の癌ワクチン。

【請求項11】 前記DNAがcDNAである、請求項10に記載の癌ワクチン。

【請求項12】 前記癌がHM1.24を発現する器官や組織の癌である、請求項1~11のいずれか1項に記載の癌ワクチン。

【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】

本発明は、癌抗原HM1.24を応用した癌ワクチンに関し、特にHM1.24がパルスされた、あるいはHM1.24をコードする遺伝子が導入された樹状細胞を利用する癌ワ



クチンに関する。

[0002]

【従来の技術】

HM1.24は、骨髄腫特異的抗原として同定されたタイプII膜貫通糖蛋白質であり、多発性骨髄腫の免疫療法における標的分子として期待されているほか、細胞性免疫を利用した癌免疫療法における抗原としても期待される。保護的な抗腫瘍応答の発生のためには、適切な癌抗原の効果的な提示が必要である。樹状細胞は、最も効果的な抗原提示細胞の一種であり、生来のT細胞をプライムする事が出来、そしてCD4 Tーヘルパー細胞応答及びCD8 細胞傷害性T細胞応答を誘導する。このため、樹状細胞は癌免疫療法における抗原提示細胞としての利用が注目されている。しかしながら、樹状細胞をHM1.24抗原のための抗原提示細胞として使用し、T細胞を刺激して細胞傷害性T細胞を生成せしめ、癌細胞を障害するには至っていない。

[0003]

【発明が解決しようとする課題】

従って、本発明はHM1.24抗原の抗原提示細胞として樹状細胞を利用して細胞傷害性T細胞を生成せしめることによる新規なタイプの癌ワクチンを提供しようとするものである。本発明はまた、HM1.24蛋白質又はペプチド自体を有効成分とする癌ワクチンを提供する。本発明は更に、HM1.24蛋白質又はペプチドをコードするDNA又はRNAを有効成分とする癌ワクチンを提供する。

[0004]

【課題を解決するための手段】

従って本発明は、HM1.24によりパルスされた、あるいはHM1.24をコードする遺伝子が導入された、抗原特異的樹状細胞を有効成分とする癌ワクチンを提供する。このHM1.24はHM1.24蛋白質又はHM1.24ペプチドであり、好ましくは可溶性HM1.24ペプチドである。

本発明はまた、HM1.24蛋白質又はHM1.24ペプチドを有効成分とする癌ワクチンを提供する。このHM1.24ペプチドは、好ましくは可溶性HM1.24ペプチドである。本発明はまた、HM1.24をコードするDNA又はRNAを有効成分とする癌ワクチンを



提供する。このDNAは好ましくはcDNAである。

[0005]

【発明の実施の形態】

本発明は、HM1.24によりパルスされた、あるいはHM1.24をコードする遺伝子が 導入された、抗原特異的樹状細胞を有効成分とする癌ワクチンに関する。

実験動物では、ペプチドの直接投与よりも、抗原ペプチドや遺伝子を導入した 樹状細胞を投与する方が免疫効果が高い。樹状細胞に癌抗原を多量に発現させる 方法として、ペプチドや蛋白質によるin vitro感作や抗原DNAやRNAの導入が行 なわれる。抗原プロセスを必要とする蛋白質やRNAを取り込ませるためには、未 熟樹状細胞が使用され、そしてペプチド感作には成熟樹状細胞や、CD40Lなどに より活性化した樹状細胞が使用される。

[0006]

RNA又はDNAは低率で樹状細胞に導入できるが、十分に導入するためにはウイルスベクターを使用する必要がある。CD34+細胞にウイルスベクターを用いて癌抗原を導入し、GM-SF又はTNF-αと共に培養することにより、癌抗原発現樹状細胞に分化させる方法も使用可能である。

[0007]

樹状細胞は、一般に、免疫応答の開始時に補助細胞として働く樹状突起を持った細胞群であり、骨髄由来でマクロファージと近縁の細胞であるが貪食能はなく、多くの臓器の間質に広く分布しており、特にリンパ節や脾臓のT細胞領域に広く分布しており、ヘルパーT細胞への抗原提示細胞として働く。樹状細胞は、本発明においては、HM1.24蛋白質又はペプチドによりパルスされた場合、T細胞から細胞傷害性T細胞への分化に関与すると考えられる。また、HM1.24をコードする遺伝子を樹状細胞に導入した場合にも同様の効果が得られる。

[0008]

本発明の癌ワクチンの製造に使用する樹状細胞は末梢血から比重遠心法により 直接分離し、あるいは前駆細胞からサイトカインなどで誘導する。比重遠心法に よる直接分離においては、末梢血をアフェレーシスし、それから樹状細胞を比重 遠心法により分離、調製する。この方法においては、サイトカインを必要とせず



、腫瘍時間も短い。この場合、成熟樹状細胞が得られ、成熟度の調整は出来ない。サイトカインで誘導する場合、前駆細胞としては、末梢血単核球付着細胞分画、末梢血単球であるCD14+細胞、骨髄又は末梢血中の造血前駆細胞であるCD34+細胞が用いられる。

[0009]

本発明において、HM1.24を樹状細胞に「パルスする」とは、HM1.24蛋白質又はペプチドを単独で、又はリポゾームなどの医薬として許容されるキャリヤーと共に、樹状細胞と所定の時間に亘って所定の条件下で接触せしめる事を意味し、例えば、接触時間は数分間~数日間であり、接触条件及び接触方法は、例えば、Chiriva-Internati, M. et.al. Blood (2002) 100, p.961-965 (蛋白質)、Thuner, B. et.al., J. Exp. Med. (1999) 190, p.1669-1678 (ペプチド) に記載の方法の通りに行なうことが出来る。

[0010]

本発明において、HM1.24をコードする遺伝子を樹状細胞に導入する方法は、DNA (好ましくはcDNA) 又はRNAを直接又は適当なベクター、好ましくは哺乳類、特にヒトにおいて機能する発現ベクターに挿入することにより導入することができる。例えば、Chiriva-Internati, M. et. al., Blood (2002), 100, p.961-965に記載の方法により行うことが出来る。

[0011]

HM1.24によりパルスされた、あるいはHM1.24をコードする遺伝子を導入した、 抗原特異的樹状細胞を有効成分とする癌ワクチンは、例えば、患者から樹状細胞 を集め、この樹状細胞をHM1.24蛋白質またはペプチドにより上記のようにしてパ ルスし、あるいはHM1.24をコードする遺伝子を上記のようにして導入し、この細 胞を前記患者に、又は異なる患者に導入することにより投与することが出来る。

[0012]

本発明は更に、HM1.24蛋白質又はペプチドを有効成分とする癌ワクチンに関する。HM1.24蛋白質又はHM1.24ペプチドを免疫原として使用する場合には、CD8+T 細胞抗原の他にCD4+T細胞認識抗原の使用が好ましく、このような抗原(ヘルパーエピト-プ)として、KLHやテタヌストキソイドの如き免疫原性が強い外来抗原



が使用され、あるいは癌抗原自体のヘルパーエピトープが使用される。

抗原蛋白質(HM1.24蛋白質)をコレステロール・多糖複合体やビーズなどの顆粒状にして投与することにより、樹状細胞などに取り込まれ、MHCクラスI抗原提示経路に効率よくペプチドを乗せてCD8+T細胞を誘導することが出来る。強いアジュバント作用をもつ細菌由来の熱ショック蛋白質との融合蛋白質として用いることにより、CD8+T細胞を強く誘導することができよう。

[0013]

このワクチンは、有効成分としてのHM1.24蛋白質又はペプチドの外に、医薬として許容されるキャリヤー、例えばアジュバント、例えば水酸化アルミニウムの如き鉱物ゲル;リソレシチン、プルロニックポリオールの如き界面活性剤;ポリアニオン;ペプチド;又は油乳濁液を含むことが出来る。あるいは、リポゾーム中へ混入し、又は多糖、及び/又はワクチン中に配合される他の集合体を含むことが出来る。

[0014]

本発明は更に、HM1.24蛋白質又はペプチドをコードする遺伝子を有効成分とする、癌ワクチンに関する。癌抗原遺伝子を含む組換えウイルスは、抗原の細胞内多量発現により、マウスでは強い抗腫瘍免疫を誘導できる。多数のCTL及びヘルパーエピトープを同時発現させることも出来、HLAタイプに拘わらず多くの患者に使用可能である。しかし、強い抗ウイルス免疫応答のため、反復投与が出来ないので、癌のように頻回の免疫が必要な場合、多数の異なるウイルスベクターを準備するのが好ましい。脂肪内寄生性細菌はMHCクラスIとクラスIIの両方に抗原を乗せることが出来、ワクチン用ベクターとして有用である。

[0015]

DNAの直接投与は、DNA免疫法として、動物では予防接腫の一方法として効果が認められている。プラスミドのような細菌由来DNAの非メチル化CpG配列には、IL-12産生などを介して腫瘍拒絶に重要なTh1活性化を行なうアジュバント作用がある。抗原遺伝子を含むプラスミドを筋注や遺伝子銃(gene gun)を用いて免疫する方法は、1回の免疫効果は弱いが反復投与が可能であり、他の免疫法との併用が考えられる。免疫効率を上げるには、エピトープにリーダー配列を結合させたり



、エピトープをHLA分子に直接結合させた融合遺伝子を用いることが出来る。

遺伝子は好ましくはDNA又はRNAであり、DNAは好ましくはcDNAであり、適当なベクター、好ましくは、哺乳類、特にヒトにおいて機能する発現ベクターに挿入した後動物に投与することにより、癌免疫を生じさせることが出来る。

[0016]

本発明の癌ワクチンは、HM1.24を発現する器官や組織の癌に対して特に有効であり、造血器腫瘍または固形癌に有効である。造血器腫瘍としては、例えば白血病、リンパ腫、骨髄腫などに有効であり、前記白血病としては、急性骨髄性白血病、慢性胃髄性白血病、急性リンパ性白血病、慢性リンパ性白血病などが挙げられ、前記リンパ腫としては、ホジキン病、T細胞性非ホジキンリンパ腫、B細胞性非ホジキンリンパ腫などが挙げられ、そして前記骨髄腫としては多発性骨髄腫が挙げられる。

[0017]

固形癌としては、具体的には、頭頸部癌、小細胞肺癌、非小細胞肺癌、食道癌、乳癌、胃癌、結腸癌、直腸癌、肺臓癌、胆道癌、膵臓癌、卵巣癌、子宮頸癌、子宮体癌、前立腺癌、腎臓癌、膀胱癌、皮膚癌、脳腫瘍、小児固形癌、悪性骨腫瘍などが挙げられる。また、これら固形癌の転移ならびに転移巣、固形癌に伴うがん性胸膜炎、がん性腹膜炎、がん性髄膜炎なども挙げられる。

[0018]

本発明で使用するHM1.24はHM1.24蛋白質または好ましくは可溶性のHM1.24蛋白質又はペプチドである。本発明の可溶性HM1.24抗原蛋白質としては、配列番号: 5示すアミノ酸配列においてアミノ酸位置1 位のAsn からアミノ酸位置132 位のGln からなるアミノ酸配列を有し、且つ可溶性HM1.24抗原蛋白質の生物学的活性を有するタンパク質であれば、いかなるものであってよい。可溶性HM1.24抗原蛋白質の生物学的活性とは、抗HM1.24抗体に特異的に結合され、細胞膜には結合しておらず細胞膜から遊離して可溶性であり、且つ二量体である。

[0019]

また、本発明の可溶性HM1.24抗原蛋白質は、可溶性HM1.24抗原蛋白質の生物学的活性を有し、且つ配列番号:5に示すアミノ酸配列に対する1又は複数個のア



ミノ酸残基の置換、欠失及び/又は付加により修飾されたアミノ酸配列を有する可溶性HM1.24抗原蛋白質であってよい。本発明の可溶性HM1.24抗原蛋白質は、より具体的には可溶性HM1.24抗原蛋白質の生物学的活性を有する限り、配列番号:5に示すアミノ酸配列において、1又は2個以上、好ましくは1又は24個以下、より好ましくは1又は12個以下のアミノ酸残基が置換したアミノ酸を有していてよい。

[0020]

又は、配列番号:5に示すアミノ酸配列において、1又は2個以上、好ましくは1又は42個以下、より好ましくは1又は17個以下のアミノ酸残基が欠失したアミノ酸を有していてよい。又は、配列番号:5に示すアミノ酸配列において、1又は2個以上、好ましくは1又は50個以下、より好ましくは1又は14個以下のアミノ酸残基が付加したアミノ酸を有していてよい。本発明に使用される可溶性M1.24抗原タンパク質はまた、上記アミノ酸の置換、欠失及び/又は付加による修飾が同時になされていてもよい。

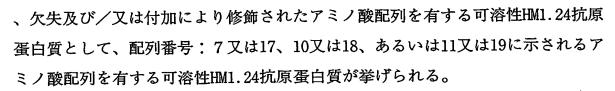
[0021]

可溶性HM1.24抗原蛋白質は、配列番号:5において1位のアミノ酸Asn から90位のアミノ酸Arg までのアミノ酸配列を有していればその生物学的活性を示すことが明らかになっている。したがって、本発明の可溶性HM1.24抗原蛋白質は、配列番号:5において1位のアミノ酸Asn から90位のアミノ酸Arg までのアミノ酸配列を有するか、あるいは1位のアミノ酸Asn から90位のアミノ酸Arg までのアミノ酸配列に対する1又は複数個のアミノ酸残基の置換、欠失及び/又は付加により修飾されたアミノ酸配列を有する可溶性HM1.24抗原蛋白質であってよい。

[0022]

可溶性HM1.24抗原蛋白質は、その生物学的活性有する限り、配列番号:5において90位のアミノ酸Arg から132 位のアミノ酸Gln までのアミノ酸配列を有するか、あるいはこのアミノ酸配列に対して1又は複数個のアミノ酸残基の置換、欠失及び/又は付加により修飾されたアミノ酸配列を有する可溶性HM1.24抗原蛋白質であってよい。

配列番号:5に示すアミノ酸配列に対する1又は複数個のアミノ酸残基の置換



[0023]

あるアミノ酸配列に対する1又は複数個のアミノ酸残基の置換、欠失及び/又は付加により修飾されたアミノ酸配列を有する蛋白質質がその生物学的活性を維持することはすでに知られている(Mark, D. F. et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA(1984)81,5662-5666、Zoller, M. J. & Smith, M. Nucleic Acids Research(1982)10,6487-6500、Wang, A. et al., Science 224,1431-1433、Dalbadie-McFarland, G. et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA(1982)79,6409-6413)。

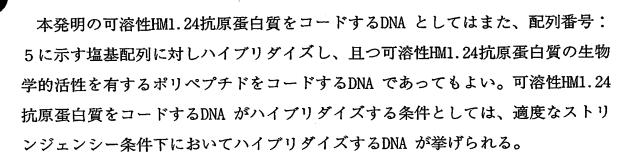
[0024]

本発明の可溶性HM1.24抗原蛋白質は、由来する種、それらを産生する宿主及び /又は精製方法により、アミノ酸配列、分子量、等電点、糖鎖付加の有無や糖鎖 付加の位置、糖鎖の構造、リン酸化状態及び/又はジスルフィド結合の有無が異 なる。しかしながら、本発明に好適に使用し得る限り、いかなる構造を有する蛋 白質であってよい。タンパク質が由来する種としてはヒトが好ましい。

[0025]

本発明の可溶性HM1.24抗原蛋白質をコードするDNA としては、配列番号:5に示す塩基配列の塩基位置1 位の塩基アデニンから396 位の塩基グアニンからなる塩基配列が挙げられる。また、本発明の可溶性HM1.24抗原蛋白質をコードするDNA としては配列番号:5に示す塩基配列を有するDNA であれば、いかなる由来のDNA であってよい。このようなDNA として、例えばジェノミックDNA、cDNA、合成DNA が挙げられる。これらは、種々の細胞、組織又は臓器あるいはヒト以外の種から得られたcDNAライブラリー、ジェノミックライブラリーから得られたDNAであってよいし、それらは市販のDNA ライブラリーであってもよい。これらライブラリーに用いられるベクターとしては、プラスミド、バクテリオファージ、YAC ベクター等いかなるものであってよい。

[0026]



[0027]

このようなハイブリダイズ条件としては、例えば低ストリンジェンシーな条件が挙げられる。低ストリンジェンシーな条件としては、例えば42℃、5×SSC、0.1%ドデシル硫酸ナトリウム、50% ホルムアミドにより与えられる洗浄条件である。より好ましくは、高ストリンジェンシーな条件が挙げられる。高ストリンジェンシーな条件としては、例えば60℃、0.1 ×SSC、0.1%ドデシル硫酸ナトリウムにより与えられる洗浄条件である。ある蛋白質をコードする塩基配列に対し、適度な条件でハイブリダイズするDNA がコードする蛋白質がその蛋白質と同じ生物学的活性を有することはすでに知られている。

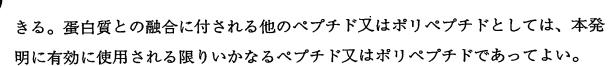
[0028]

従って、本発明の可溶性HM1.24抗原蛋白質は、上記の「ハイブリダイズするDN A 」によりコードされており、可溶性HM1.24抗原蛋白質の生物活性を有する蛋白質も包含する。

なお、細胞膜上に発現するヒトHM1.24抗原蛋白質のアミノ酸配列を配列番号: 15又は23に示す。配列番号:15又は23のアミノ酸配列を有するヒト蛋白質をコードするDNA をpUC ベクターのXbaI切断部位間に保持するプラスミドpRS38-pUC19 を含有する大腸菌はEscherichia coli DH5 α (pRS38-pUC19) と命名され、平成5 (1993) 年10月5日付けで工業技術院生命工学工業技術研究所(茨城県つくば市東1 丁目1番3号)に寄託番号FERM BP-4434として、ブダペスト条約に基づき国際寄託されている。

[0029]

本発明の可溶性HM1.24抗原蛋白質はまた、可溶性HM1.24抗原蛋白質の生物学的 活性を有する限り他のペプチド又はポリペプチドと融合した上記蛋白質であって よい。これら融合蛋白質を作製する方法は、すでに公知の手法を用いることがで



[0030]

例えば、ペプチドとしては、FLAG(Hopp, T. P. et al., BioTechnology(198 8)6, 1204-1210)、6 個のHis (ヒスチジン)残基からなる6 ×His 、10×His 、インフルエンザ凝集素(HA)、ヒトc-myc の断片、VSV-GPの断片、p18HIVの断片、T7-tag、HSV-tag、E-tag、SV40T 抗原の断片、lck tag、a-tubulin の断片、B-tag、Protein C の断片等、すでに公知であるペプチドが使用される。また例えば、ポリペプチドとしては、GST (グルタチオン・S・トランスフェ

また例えば、ポリペプチドとしては、GST (グルタチオン・S・トランスフェラーゼ)、HA、イムノグロブリン定常領域、b-ガラクトシダーゼ、MBP (マルトース結合蛋白質)等が挙げられる。これらは市販されているものを用いることができる。

[0031]

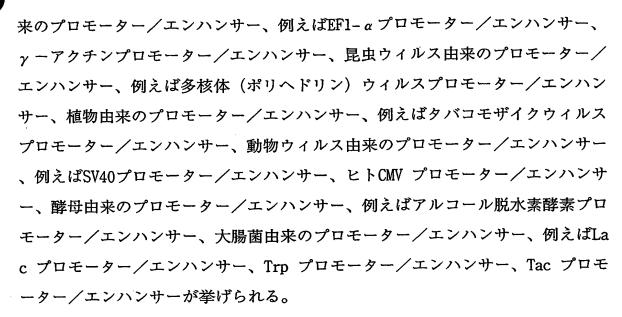
本発明の蛋白タンパク質をコードするDNA は、以上に述べたDNA を市販のキットや公知の方法によって構築することができる。例えば、制限酵素による消化、リンカーの付加、開始コドン(ATG)及び/又は終始コドン(ATT 、TGA 又はTAG)の挿入等により構築することができる。

[0032]

本発明の蛋白質の発現ベクターは、本発明に好適に使用される発現ベクターであればいかなる発現ベクターであってよい。発現ベクターとしては、哺乳動物由来の発現ベクター、例えばpEF、pCDM8、昆虫細胞由来の発現ベクター、例えばpBacPAK8、植物由来の発現ベクター、例えばpMH1、pMH2、動物ウィルス由来の発現ベクター、例えばpHSV、pMV、酵母由来の発現ベクター、例えばpNV11、枯草菌由来の発現ベクター、例えばpPL608、pKTH50、大腸菌由来の発現ベクター、例えばpCEX、pGEMEX、pMALp2が挙げられる。

[0033]

本発明の蛋白質の発現ベクターには、例えば可溶性HM1.24抗原蛋白質をコードするDNA をプロモーターの下流に連結し、これを発現ベクターに導入することにより製造することができる。プロモーター/エンハンサーとしては、哺乳動物由



[0034]

本発明蛋白質の発現には、発現に用いられる宿主に適したシグナル配列を付加して使用してもよい。シグナル配列としては、例えば分泌蛋白質のシグナル配列が挙げられる。分泌蛋白質のシグナル配列としては、例えば哺乳動物由来分泌蛋白質のシグナル配列、例えばイムノグロブリンのシグナル配列が挙げられる。また分泌蛋白質のシグナル配列としては、大腸菌由来分泌蛋白質のシグナル配列、例えばOmpA等のペリプラズム分泌シグナル配列が挙げられる。

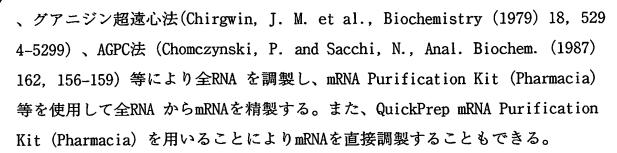
このように作製した発現ベクターは、公知の方法により宿主に導入することができる。宿主への導入の方法としては、例えばエレクトロポレーション、リン酸カルシウム法、リポソーム法が挙げられる。

[0035]

本発明に使用される蛋白質は、上述のように遺伝子組換え技術を用いて産生させた組換え蛋白質として得ることができる。例えば、組換え蛋白質は、本明細書に記載された遺伝子の塩基配列をそれらを発現する細胞、組織、又は臓器からクローニングし、適当なベクターに組み込んで、これを宿主に導入し産生させる。本発明には、この組換え蛋白質を用いることができる。

[0036]

具体的には、本発明に使用される蛋白質を発現する細胞、組織、又は臓器から、その遺伝子をコードするmRNAを単離する。mRNAの単離は、公知の方法、例えば



[0037]

得られたmRNAから逆転写酵素を用いて遺伝子のcDNAを合成する。cDNAの合成は、AMV Reverse Transcriptase First-strand cDNA Synthesis Kit (生化学工業) 等を用いて行うこともできる。また、cDNAの合成及び増幅を行うにはMarathon cDNA Amplification kit(CLONTECH製) 及びポリメラーゼ連鎖反応(polymerase chain reaction; PCR)を用いた 5′-RACE 法(Frohman, M. A. et al., Proc. Natl. Acad. Sci. U.S.A. (1988) 85, 8998-9002; Belyavsky, A. et al., Nucleic Acids Res. (1989) 17, 2919-2932)を使用することができる。

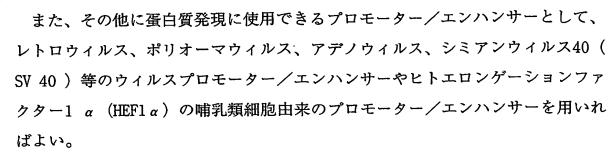
[0038]

得られたPCR 産物から目的とするDNA 断片を調製し、ベクターDNA と連結する。さらに、これより組換えベクターを作製し、大腸菌等に導入してコロニーを選択して所望の組換えベクターを調製する。目的とするDNA の塩基配列を公知の方法、例えば、ジデオキシヌクレオチドチェインターミネーション法により確認する。目的とするDNA が得られれば、これを発現ベクターへ組み込む。 より具体的には、前記のように構築したDNA は、下記のように発現させ、タンパク質を取得することができる。

[0039]

哺乳類細胞を使用する場合、常用される有用なプロモーター/エンハンサー、発現される遺伝子、その3'側下流にポリA シグナルを機能的に結合させたDNA あるいはそれを含むベクターにより発現させることができる。例えばプロモーター/エンハンサーとしては、ヒトサイトメガロウィルス前期プロモーター/エンハンサー (human cytomegalovirus immediate early promoter/enhancer)を挙げることができる。

[0040]



例えば、SV 40 プロモーター/エンハンサーを使用する場合、Mulliganらの方法 (Nature (1979) 277, 108)、また、HEF1 α プロモーター/エンハンサーを使用する場合、Mizushima らの方法 (Nucleic Acids Res. (1990) 18, 5322) に従えば容易に実施することができる。

[0041]

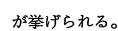
大腸菌の場合、常用される有用なプロモーター、蛋白質分泌のためのシグナル配列、発現させる遺伝子を機能的に結合させて発現させることができる。例えばプロモーターとしては、lacZプロモーター、araBプロモーターを挙げることができる。lacZプロモーターを使用する場合、Wardらの方法(Nature (1098) 341, 5 44-546; FASEB J. (1992) 6, 2422-2427)、araBプロモーターを使用する場合、Betterらの方法(Science (1988) 240, 1041-1043)に従えばよい。

蛋白質分泌のためのシグナル配列としては、大腸菌のペリプラズムに産生させる場合、pelBシグナル配列 (Lei, S. P. et al J. Bacteriol. (1987) 169, 437 9) を使用すればよい。

[0042]

複製起源としては、SV 40、ポリオーマウィルス、アデノウィルス、ウシパピローマウィルス(BPV)等の由来のものを用いることができる。さらに、宿主細胞系で遺伝子コピー数増幅のため、発現ベクターは選択マーカーとして、アミノグリコシドホスホトランスフェラーゼ(APH)遺伝子、チミジンキナーゼ(TK)遺伝子、大腸菌キサンチングアニンホスホリボシルトランスフェラーゼ(Ecogpt)遺伝子、ジヒドロ葉酸還元酵素(dhfr)遺伝子等を含むことができる。

本発明において、蛋白質の製造のために、任意の産生系を使用することができる。蛋白質製造のための産生系は、in vitro及びin vivo の産生系がある。in vitroの産生系としては、真核細胞を使用する産生系や原核細胞を使用する産生系



[0043]

真核細胞を使用する場合、動物細胞、植物細胞、真菌細胞を用いる産生系がある。動物細胞としては、(1) 哺乳類細胞、例えばCHO (J. Exp. Med. (1995) 10 8, 945)、COS、ミエローマ、BHK (baby hamster kidney)、HeLa、Vero、(2) 両生類細胞、例えばアフリカツメガエル卵母細胞 (Valle, et al., Nature (1981) 291, 358-340)、あるいは(3) 昆虫細胞、例えばsf9、sf21、Tn5 が知られている。CHO 細胞としては、特にDHFR遺伝子を欠損したCHO 細胞であるdhfr-CHO (Proc. Natl. Acad. Sci. USA (1980) 77, 4216-4220) やCHO K-1 (Proc. Natl. Acad. Sci. USA (1968) 60, 1275)を好適に使用することができる。

[0044]

植物細胞としては、ニコチアナ・タバクム(Nicotiana tabacum)由来の細胞が知られており、これをカルス培養すればよい。真菌細胞としては、酵母、例えばサッカロミセス(Saccharomyces)属、例えばサッカロミセス・セレビシエ(Saccharomyces cerevisiae)、糸状菌、例えばアスペルギウス属(Aspergillus)属、例えばアスペルギウス・ニガー(Aspergillus niger)が知られている。原核細胞を使用する場合、細菌細胞を用いる産生系がある。細菌細胞としては、大腸菌(E. coli)、枯草菌が知られている。

[0045]

これらの細胞を目的とするDNAにより形質転換し、形質転換された細胞を in vi troで培養することにより蛋白質が得られる。培養は、公知の方法に従い行う。 例えば、培養液として、DMEM、MEM 、RPMI1640、IMDMを使用することができる。 その際、牛胎児血清(FCS)等の血清補液を併用することもできるし、無血清培養してもよい。培養時のpHは約6~8であるのが好ましい。培養は通常約30~40℃で約15~200時間行い、必要に応じて培地の交換、通気、撹拌を加える。

[0046]

一方、in vivo の産生系としては、動物を使用する産生系や植物を使用する産 生系が挙げられる。これらの動物又は植物に目的とするDNAを導入し、動物又は



植物の体内で蛋白質を産生させ、回収する。

動物を使用する場合、哺乳類動物、昆虫を用いる産生系がある。

哺乳類動物としては、ヤギ、ブタ、ヒツジ、マウス、ウシを用いることができる (Vicki Glaser, SPECTRUM Biotechnology Applications, 1993)。また、哺乳類動物を用いる場合、トランスジェニック動物を用いることができる。

[0047]

例えば、目的とするDNA をヤギ β カゼインのような乳汁中に固有に産生される蛋白質をコードする遺伝子の途中に挿入して融合遺伝子として調製する。このDN A が挿入された融合遺伝子を含むDNA 断片をヤギの胚へ注入し、この胚を雌のヤギへ導入する。胚を受容したヤギから生まれるトランスジェニックヤギ又はその子孫が産生する乳汁から蛋白質を得る。トランスジェニックヤギから産生される蛋白質を含む乳汁量を増加させるために、適宜ホルモンをトランスジェニックヤギに使用してもよい。(Ebert, K.M. et al., Bio/Technology (1994) 12, 699-702)。

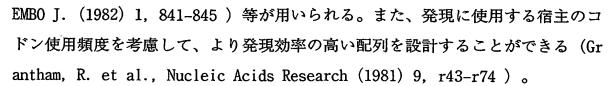
[0048]

また、昆虫としては、例えばカイコを用いることができる。カイコを用いる場合、目的とするDNA を挿入したバキュロウィルスをカイコに感染させ、このカイコの体液より所望の蛋白質を得る (Susumu, M. et al., Nature (1985) 315, 592-594)。

さらに植物を使用する場合、例えばタバコを用いることができる。タバコを用いる場合、目的とするDNA を植物発現用ベクター、例えばpMON 530に挿入し、このベクターをアグロバクテリウム・ツメファシエンス(Agrobacterium tumefaciens)のようなバクテリアに導入する。このバクテリアをタバコ、例えばニコチアナ・タバクム(Nicotiana tabacum)に感染させ、本タバコの葉より所望のタンパク質を得る(Julian, K.-C. Ma et al., Eur. J. Immunol.(1994)24, 131-138)。

[0049]

なお、宿主への発現ベクターの導入方法としては、公知の方法、例えばリン酸カルシウム法 (Virology (1973) 52, 456-467) やエレクトロポレーション法 (



[0050]

これらの動物又は植物に上記のように遺伝子を導入し、動物又は植物の体内で蛋白質を産生させ、回収する。前記のように発現、産生された蛋白質は、細胞内外、宿主から分離し均一にまで精製することができる。本発明で使用される蛋白質の分離、精製は通常のタンパク質で使用されている分離、精製方法を使用すればよく、何ら限定されるものではない。

[0051]

例えば、アフィニティークロマトグラフィー等のクロマトグラフィーカラム、フィルター、限外濾過、塩析、透析、SDS ポリアクリルアミドゲル電気泳動、等電点電気泳動等を適宜選択、組み合わせれば、蛋白質を分離、精製することができる(新生化学実験講座1 (1990) 東京化学同人)。

[0052]

クロマトグラフィーとしては、例えばアフィニティークロマトグラフィー、イオン交換クロマトグラフィー、疎水性クロマトグラフィー、ゲル濾過、逆相クロマトグラフィー、吸着クロマトグラフィー等が挙げられる(Strategies for Protein Purification and Characterization: A Laboratory Course Manual. Ed Daniel R. Marshak et al., Cold Spring Harbor Laboratory Press, 1996)。これらのクロマトグラフィーはHPLC、FPLC等の液相クロマトグラフィーを用いて行うことができる。

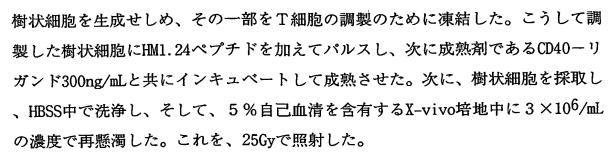
[0053]

【実施例】

次に、実施例により本発明を具体的に説明する。

<u>実施例1.HM1.24をパルスした樹状細胞によるT細胞の刺激の有効性</u>

末梢血単球3×10⁸個を含むロイコアフェレシス (Leucoapheresis)画分を10%F CSを含有するRPMI培地中で2時間培養して付着せしめ、非付着細胞を除去し、10%自己血清、GM-CSF及びIL-4を含むX-vivo20培地により培地交換し、これにより



[0054]

他方、前記の凍結した細胞を解凍し、洗浄し、細胞をカウントし、そしてIL-7 (10ng/mL及びIL-12 (10pg/mL) を含有する培地中に、3×10⁶/mLの濃度で再懸濁し、ウエルあたり1 ILをいれた。更に、培地の半分を交換することによりIL-7 を再供給した。T細胞を採取し、カウントし、新たな培地に3×10⁶/mLの濃度に再懸濁し、新たなサイトカインを含む新たな24ウエルプレートに入れた。

次に、このT細胞懸濁液に、前に調製した樹状細胞(HM1.24でパルスし、照射したもの)を加え、1週間の間隔で2回、T細胞を刺激した。この培養の最後の5日間にインターロイキン-2(IL-2)を添加した。

[0055]

培養の最後にT細胞を採取し、そしてHM1.24を発現する刺激細胞(stimulator cells)(HM1.24が負荷され、そして照射された末梢血単核球(PBMC))に応答する T細胞の能力について、ELISpotアッセイにより試験した。このELISpotアッセイにおいては、サイトカイン(IFN-γ)を分泌するT細胞(抗原特異的T細胞)の 数を、ELISA法により測定した。上記のHM1.24が負荷されたPBMCにより処理した T細胞の他に、陰性対照として、負荷されていない末梢血単核細胞により処理したT細胞及びサイトメガロウイルス(CMV)抗原が負荷された末梢血単核細胞により処理したT細胞及びサイトメガロウイルス(CMV)抗原が負荷された末梢血単核細胞により処理したT細胞を用いた。

[0056]

結果を、次の表1に示す。



表1

刺激細胞	IFN-γ分泌ユニット数/10 ⁵ T細胞
(標的)	(平均±SE、n=3)
無し	86±11
未負荷PBMC	106±6
HM1. 24負荷	2341±523
PBMC	
CMV負荷	442±95
PBMC	·
自己の腫瘍細胞	1836±111

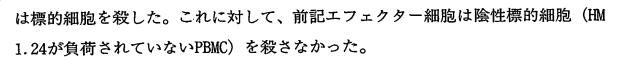
[0057]

上の表から明らかな通り、HM1.24が負荷された標的によりチャレンジせれた場合、前記のT細胞は高レベルのサイトカイン($IFN-\gamma$)を産生し、このレベルは陰性対照に対するサイトカイン産生応答に比べて有意に高かった。対照抗原CMVの存在下でのサイトカインの産生は非常に低く、上記のT細胞はHM1.24に対して特異的であることが示された。重要なことには、上記のT細胞は、HM1.24を発現する自己の腫瘍細胞に強い反応を示した。表1に示した結果を、新鮮に単離された(生来の)T細胞(実施例1の第一パラグラフに記載した処理が施されていないT細胞)を用いて上記と同様な処理により得た結果と比較して図1に示す。

[0058]

実施例2. HM1.24をパルスした樹状細胞により刺激されたT細胞の細胞傷害性

HM1.24を発現する自己の腫瘍細胞(HM1.24が負荷されたPBMC)(標的細胞)を殺す、HM1.24をパルスした樹状細胞で刺激されたT細胞(実施例1に記載の方法のより調製したもの)(エフェクターと称する)(細胞傷害性Tリンパ球)の能力を試験した。前記エフェクターT細胞を種々の濃度の標的細胞と共にインキュベートし、そして4時間後に、細胞傷害性(細胞死)の指標として乳酸脱水素酵素(LDH)の放出を測定した。図2に示す通り、エフェクター細胞(細胞傷害性Tリンパ球)と標的細胞とを20:1の比率でインキュベートした場合、エフェクター細胞



[0059]

参考例1. 可溶性ヒトHM1.24抗原用発現プラスミドの構築

EcoRI (宝酒造社製) およびNotI (宝酒造社製) で消化することにより調製したEF1 αプロモーターを含むHEF 発現ベクター (国際特許出願公開番号WO92-19759) と、Igリーダー配列とHAタグをコードする遺伝子ペア (Amersham Pharmacia社製) を、50 mmol/L Tris-HCl、pH7.6、10 mM MgCl₂、10 mmol/L ジチオスレイトール、1 mmol/L ATP、50 mg/mLのポリエチレングリコールおよび10ユニットT4 DNAリガーゼ (TOYOBO社製) を含有する反応混合物中で、16℃にて3時間反応させ連結した。

[0060]

挿入したIgリーダー配列とHAタグをコードする遺伝子として、EcoRI、KpnI(宝酒造社製)およびNotI制限酵素認識部位をリンカーとして接続した配列番号 1 及び 2 に示す合成遺伝子ペアを用いた。次に連結反応混合物を大腸菌 DH5 α のコンピテント細胞(GIBCO-BRL 社製)に加え、これを氷上で30分間、42Cにて1分間、そして再び氷上で1分間静置した。

[0061]

次いで、400 μL のSOC 培地(Molecular Cloning: A Laboratory Manual, S ambrook ら、Cold Spring Harbor Laboratory Press, (1989))を加え、37℃にて1時間インキュベーションした後、 50 μg/mLのアンピシリンを含有するLB寒天培地(Molecular Cloning: A Laboratory Manual, Sambrook ら、Cold Spring Harbor Laboratory Press, (1989))上にこの大腸菌を播き、37℃にて一夜インキュベートして大腸菌形質転換体を得た。

[0062]

この大腸菌形質転換体を 50 µg/mLのアンピシリンを含有するLB培地中で37℃にて一夜培養し、この培養物から、アルカリ法(Molecular Cloning: A Labora tory Manual, Sambrook ら、Cold Spring Harbor Laboratory Press, (1989))に従ってプラスミドDNA を調製した。



[0063]

一方、HM1.24抗原の細胞外領域の遺伝子はThermal Cycler (Perkin Elmer Cet us社製)を用いたPCR 法により増幅した。HM1.24抗原のcDNA (配列番号15)を鋳型として、100 pmolの配列番号3及び4に示したプライマー、10 mmol/L Tris-H Cl、pH8.3、50 mmol/L KCl 、0.1 mmol/L dNTPs (dATP, dGTP, dCTP, dTTP)、1.5 mmol/L MgCl2および5ユニットのDNA ポリメラーゼAmpli Taq (Perkin Elm er Cetus社製)を含有する混合物を最初に94℃にて最初の変性の後、94℃にて1分間、55℃にて1分間、72℃にて1分間のサイクルを30回行い、最後に72℃にて10分間インキュベーションした。

[0064]

このPCR 産物をHM1.24抗原の細胞外領域(配列番号 5)の遺伝子として、KpnI およびBamHI 消化した上記プラスミドDNA と50 mmol/L Tris-HCl、pH7.6 、10 m mol/L MgCl₂ 、10 mM ジチオスレイトール、1 mmol/L ATP、50 mg/mLのポリエチレングリコールおよび 1 ユニットT4 DNAリガーゼ(TOYOBO社製)を含有する反応混合物中で、16℃にて 3 時間反応させ連結した。上記同様に、連結反応混合物を大腸菌 DH5 α のコンピテント細胞に加え、大腸菌形質転換体を得、これよりプラスミドDNA を調製した。このプラスミドDNA をHAタグ付加可溶性抗原発現プラスミド、psHMとした。

[0065]

また、配列番号3及び6に示したプライマーを用い、同様にしてC端も削除したHM1.24抗原の細胞外領域(配列番号7)を発現するプラスミド、psHM164 を作製した。

[0066]

塩基配列決定

psHM及びpsHM164 の塩基配列決定は自動DNA シークエンサー (Applied Biosys tem Inc. 社製) およびTaq Dye terminator Cycle Sequencing kit (Applied Bi osystem Inc. 社製) を用いて、メーカー指定のプロトコールに従って行った。配列番号8及び9に示したプライマー(サワディーテクノロジー社製)を用いた。その結果、可溶性抗原にHAタグペプチドをつないだ融合タンパク(配列番号10及



び11)が発現する構造になっていることを確認した。

[0067]

参考例 2. 可溶性ヒトHM1.24抗原高発現細胞の樹立

(1) CHO 細胞へのトランスフェクション

HAタグ付加可溶性HM1.24抗原安定産生系を樹立するために、PvuI(GIBCO-BRL 社製)で消化して得た直鎖状にした前記発現ベクター(psHM及びpsHM164)をエレクトロポレーション法によりCHO 細胞DXB11 株(Medical Research Council col laboration Center より供与)に遺伝子導入した。ベクター $1 \mu g$ をPBS(-)中 1.1×10^7 細胞/mL の 0.8 mL アリコートに加え、Gene Pulser 装置(Bio-Rad 社製)を用いて1.5 kV、 25 μF の容量にてパルスを与えた。

[0068]

室温にて10分間の回復期間の後、エレクトロポレーションされた細胞を、100 ${\tt L}$ ${\tt L$

[0069]

(2)細胞株の選択

後記の可溶性ヒトHM1.24のELISA は次のようにして行った。高産生の株を選択するために可溶性抗原の産生量を抗HA抗体(Boehringer Mannheim 社製)とヒト型化抗HM1.24抗体(小野浩一郎ら 第20回日本分子生物学会年会 一般演題 3-5 01-P-478)によるサンドイッチELISA で比較し、細胞株の選択を行った。精製抗原を得ていないため抗原濃度は分からないので、濃度の比較はELISA を行った際の細胞数を考慮した。



[0070]

尚、本実施例では、再構成ヒト抗HM1.24抗体(ヒト型化抗HM1.24抗体)として W098/14580に記載の軽鎖バージョン a と重鎖バージョン s を用いた。軽鎖バージョン a を含むプラスミドを有する大腸菌は、Escherichia coli DH5 α (pUC19-R VLa-AHM-gK) として、工業技術院生命工学工業技術研究所に、平成8年(1997年)8月29日に、FERM BP-5645としてブダペスト条約に基づき国際寄託されている。また、ヒト型化抗HM1.24抗体の重鎖バージョン s を含むプラスミドを有する大腸菌は、Escherichia coli DH5 α (pUC19-RVHs-AHM-g γ 1)として、工業技術院生命工学工業技術研究所に、平成9年(1997年)9月29日に、FERM BP-6127としてブダペスト条約に基づき国際寄託されている。

[0071]

抗HA抗体(Boehringer Mannheim 社製)をCoating Buffer(C.B.: 0.1 mol/L 重炭酸ナトリウム緩衝液、pH 9.6、0.02% ナトリウムアジド)にて $1 \mu \text{ g/mL}$ に調製したものを、 $100 \mu \text{ L/well}$ で平底96穴プレート(Nunc社製)に添加し、4 Cで一晩コーティングした。

[0072]

プレート洗浄器を用いて、300 μ L/ウェルの0.05% Tween 20を含むPBS (-) にて3回洗浄した抗HA抗体コーティングプレートに200 μ L/ウェルで希釈緩衝液(50 mmol/L Tris-HCl、pH 8.1、1 mmol/L MgCl₂、0.15 mol/L NaCl 、0.05% Twee n 20、0.02% ナトリウムアジド、1% BSA)を加え、室温で2時間ブロッキングを行った。希釈緩衝液を捨てた後、CHO 細胞による培養上清をそのまま又は適宜希釈緩衝液で希釈したものを100 μ L/ウェル加え、室温で2時間反応させた。

[0073]

陽性対照としてCGM/sHM (尾嵜恭子ら 60回日本血液学会 一般演題 690)を用いた。次に、同様に洗浄したプレートにヒト型化抗HM1.24抗体(小野浩一郎ら第20回日本分子生物学会年会 一般演題 3-501-P-478)を $1\,\mu$ g/mLに希釈緩衝液で調製したものを100 μ L/ウェル加えて室温で 1 時間反応させた。同様に洗浄後、アルカリフォスファターゼ標識ヒツジ抗ヒトIgG 抗体(BIOSOURCE 社製)を希釈緩衝液で5000倍希釈したものを100 μ L/ウェルずつ加え、室温で 1 時間反応



させた。

[0074]

最後に、5回洗浄し、SIGMA104(p-ニトロフェニルホスフェートニナトリウム塩六水和物:SIGMA 社製)を基質緩衝液(S.B.: 0.05 mol/L重炭酸ナトリウム緩衝液、pH 9.8、10 mmol/L $MgCl_2$)で1 mg/mL にしたものを 100μ L/ウェルずつ加えて発色させ、MICROPLATE READER(BIO-RAD社製)で405 nm-655 nm の吸光度を測定した。

[0075]

A. 10nmol/L MTXによる遺伝子増幅

それぞれHAタグを付加した、HM1.24抗原の膜貫通領域を欠損した可溶性HM1.24 抗原 (sHM)及びsHM のC末端を欠損したsHM164の発現ベクターを導入したDXB11 細胞で、各10株ずつ (sHM 産生株:1-1, 8-2, 9-3, 11-4, 14-5, -16, -17, -22 , -23, -24, sHM164産生株:164-1, -2, -3, -5, -6, -7, -8, -10, -13, -16) について、25 cm²フラスコにて10 nmol/L メトトレキセート (Methotrexate) (M TX) 含有培地 (α-MEM (GIBCO-BRL 社製)、10% FCS (GIBCO-BRL社製、1% ペニ シリンーストレプトマイシン (GIBCO-BRL 社製)、100 nmol/L MTX (SIGMA 社製)) で培養した。

[0076]

8日後、培養上清(3日培養)中の抗原産生量をELISAで測定した。発現量が高く、かつ細胞が十分に増えていたSHM 産生株である11-4並びにSHM164産生株である164-2及び164-13について100 nmol/L MTXによる遺伝子増幅を行った(後基B. 項参照)。残りの株は十分に10 nmol/L MTX に適応していなかったため、さらに10 nmol/L MTX 培地で培養を続けた。

[0077]

11日後、培養上清 (3日培養) 中の抗原産生量をELISA で測定し、発現量の高かったsHM 産生株8-2, 9-3, 14-16 及び14-24 並びにsHM164産生株164-1, 164-5 及び164-8 についても100 nmol/L MTXによる遺伝子増幅を行った(後基B. 項参照)。この時点で最も産生量の高かった164-13はCGM/sHM (尾嵜恭子ら 第60回日本血液学会 一般演題 690) の約10倍の抗原産生量を示した。



[0078]

B. 100 nmol/L MTXによる遺伝子増幅

sHM 産生株及びsHM164産生株について、10 nmol/L MTX 培地で抗原産生量の高かった各 5 株ずつ(sHM 産生株8-2, 9-3, 11-4, 14-16 及び14-24 並びにsHM164 産生株164-1, 164-2, 164-5, 164-8及び164-13)について、100 nmol/L MTXによる遺伝子増幅を行った。

[0079]

10 nmol/L MTX 培地に適応したものから順に細胞数に応じて1/15, 1/10又は1/4量を25 cm²フラスコに継代した。10 nmol/L MTX 培地で1日培養後、100 nmol/L MTX培地(α-MEM (GIBCO-BRL 社製)、10% FCS (GIBCO-BRL社製)、1%ペニシリンーストレプトマイシン (GIBCO-BRL 社製)、100 nmol/L MTX (SIGMA 社製))に交換し、以降100 nmol/L MTX培地で培養を行った。sHM 産生株11-4、並びにsHM164産生株164-2 及び164-13は19日後、sHM 産生株8-2, 9-3, 14-16 及び14-24 並びにsHM164産生株164-1, 164-5及び164-8 は8日後、培養上清(2日培養)中の抗原産生量をELISA で測定した。

[0080]

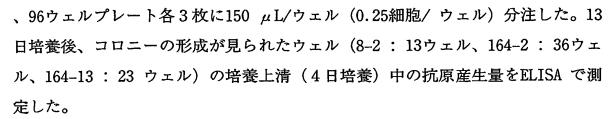
さらに産生量の高い、あるいは高くなる可能性のあるsHM 産生株8-2、並びに sHM164産生株164-2 及び164-13について100 nmol/L MTX培地で培養を続け、15日後、培養上清(3日培養)中の抗原産生量を再度ELISA で測定した。当初、最も産生量の高かった164-2 株はCGM/sHM (尾嵜恭子ら 第60回日本血液学会 一般演題 690)の5倍以上の抗原産生量を示した。しかし、継代を重ねると最も産生量の高かった164-2 株はCGM/sHM より若干劣る抗原産生量を示し、産生量が下がる傾向が見られた。これより、限界希釈法によりシングルクローン化を行うこととした。

[0081]

C. 限界希釈法によるシングルクローン化

sHM 産生株8-2 並びにsHM164産生株164-2 及び164-13について、限界希釈法によるシングルクローン化を行った。

8-2, 164-2及び164-13をそれぞれ100 nmol/L MTX培地で1.7 細胞/mL に調製し



[0082]

産生量の高かったウェル (8-2:6ウェル、164-2:15ウェル、164-13:9ウェル) から細胞を24ウェルプレートへ継代した。継代用と測定用の2枚のプレートを用意し、測定用のプレートはコンフルエントになった時点で培地交換し、3日培養し、培養上清中の抗原産生量をELISAで測定した。

96ウェル由来164-2 から、最終的にCGM/sHM (尾嵜恭子ら 第60回日本血液学会 一般演題 690) で作製したものの約100 倍程度の産生量を示す4株 (164-2-1, 164-2-13, 164-2-17 及び164-2-31) が得られた。

[0083]

D. ウエスタンブロット

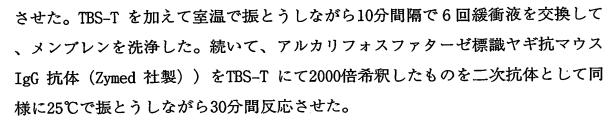
164-2-1, 164-2-13, 164-2-17 及び164-2-31の細胞株を25 cm²フラスコ/ 5 mL 培地で1日、3日、及び5日培養した培養上清についてウエスタンブロットを行った。

[0084]

培養上清 $5 \mu L$ をPBS(-)で総量 $10 \mu L$ に調製し、それぞれにSDS-サンプル 緩衝液(還元TEFCO 社製))を等量加えた。これらを100 $\mathbb C$ で5分加熱した後、SDS-PAGE(18 mA、1.5 時間)を行った。但し、ゲルは分離ゲル12.5% とスタックゲル4.5%のミニスラブをLaemi の方法(Current Protocols in Molecular Biology 10.2.6-10.2.6)に従って作製した。泳動後、ゲルをPVDFメンブレン(ミリポア社製))にトランスブロット(10 V、30分)した。そのメンブレンを5% FBS を含むTris緩衝液(TBS(宝酒造社製))中で25%にて1時間振とうして、プロッキングを行った。

[0085]

0.05% Tween 20を含むTBS (TBS-T) でゆすいだ後、 50 µg/mLマウス抗HM1.24 抗体 (Blood (1994) 84, 1922-1930) を加え、25℃で振とうしながら1時間反応



[0086]

反応後、TBS-T を加えて25℃で10分間の振とうを 6 回繰り返してメンブレンを洗浄した。このメンブレンをBCIP/NBT発色基質(Promega 社製))を用いて 33 μ L のニトロブルーテトラゾリウム(NBT)と 16.5 μ L の5-ブロモ-4- クロロ-3 - インドリル- ホスフェート(BCIP)を含むウエスタン検出緩衝液(0.1 μ L NaCl、5 μ L の5-ブロモ-4- クロロ-3 に膜を浸して発色させた。

[0087]

バックグラウンドが上がらない程度にdevelop させた後、蒸留水で洗浄しHM1. 24抗原を検出した。得られた4クローン(164-2-1, 164-2-13, 164-2-17 及び16 4-2-31)とも還元状態で、糖鎖修飾によるヘテロジェネティーと考えられる23-2 8 kDa のブロードなバンドとして可溶性抗原が検出された。但し、18 kDa、14 k Da付近にHM抗原タンパク質由来のヘテロバンドを認めたため、クロマトを行って、これを除いたものを可溶性抗原とすることとした。

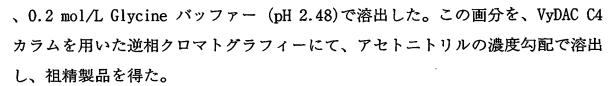
[0088]

参考例3. 可溶性ヒトHM1.24抗原の精製

可溶性ヒトHM1.24抗原発現CHO 細胞培養上清より、可溶性ヒトHM1.24抗原を精製した。可溶性ヒトHM1.24抗原発現CHO 細胞を培養液 [10% FBS (MOREGATE 社製)、1%ペニシリンーストレプトマイシン (GIBCO-BRL 社製)、500 nmol/L MTX (Sigma 社製)を含む α MEM 培地 (GIBCO-BRL 社製)]中で、37℃、5% CO₂存在下で培養した。培養上清約 2 Lを遠心により、回収した。

[0089]

ヒト型化抗HM1.24抗体コンジュゲートアフィニティーカラム (約300 mgのヒト型化抗HM1.24抗体をコンジュゲートしたCNBr- 活性化セファロース 4FF) に、培養上清をアプライし、PBS (10XPBS)を10倍希釈したもの:ナカライ) で洗った後



[0090]

さらに、祖精製品を、同様の逆相クロマトグラフィーで、2回のリクロマトグラフィーを行うことによって精製した。この精製品を、PBS で5倍希釈し、Fast Desalting HR10/10カラムを用いて、PBS にバッファー置換を行った。280 nmの吸収から、得られた可溶性ヒトHM1.24抗原の濃度は約0.382 mg/mL と試算され、合計42 mL の精製品が得られた。精製度は、逆相クロマトグラフィーのピーク面積比から、95% 以上の純度であった。

[0091]

【発明の効果】

上記のデータが示すところによれば、多発性骨髄腫患者からのT細胞は、HM1. 24を発現する樹状細胞と共に同時インキュベートされた場合、HM1. 24を発現する標的細胞に対して抗原特異的態様で応答し、サイトカイン産生及び細胞傷害性応答を惹起する。従って、HM1. 24蛋白質又はペプチドは、樹状細胞を基礎とする系において免疫原性であり、そしてT細胞介在応答を誘導することが出来、この応答は抗原特異的であり、そして腫瘍細胞に対して向けられる。

従って、HM1.24蛋白質又はペプチドをパルスした、あるいはHM1.24をコードする遺伝子を導入した樹状細胞、HM1.24蛋白質又はペプチド自体、更にはHM1.24蛋白質又はペプチドをコードするDNA又はRNAは、癌ワクチンとして有用であると期待される。

[0092]

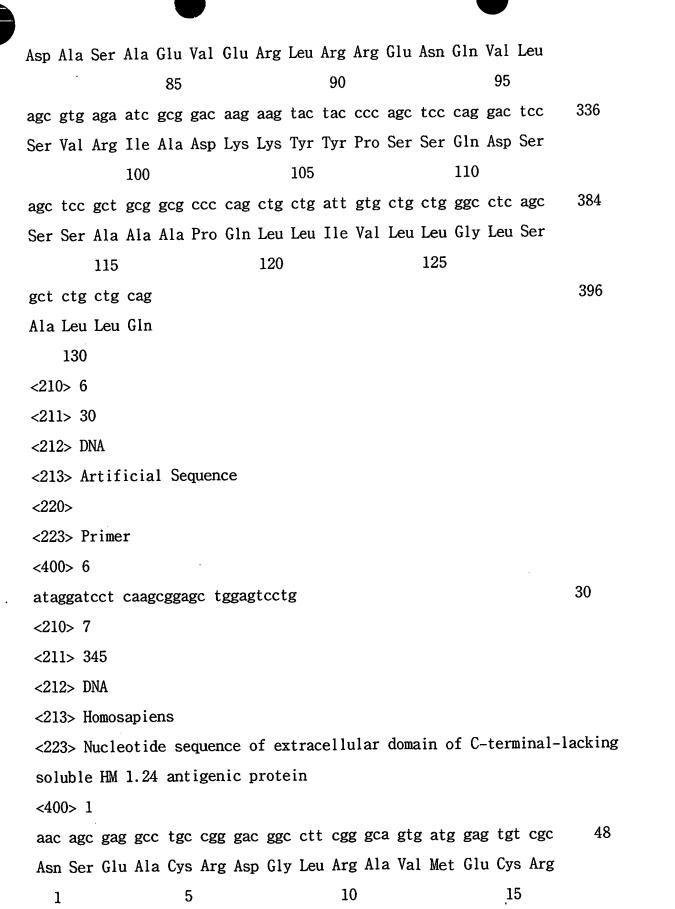
【配列表】

SEQUENCE LISTING

- <110> Chugai Seiyaku Kabushiki Kaisha
- <110> University College London
- <120> Cancer Vaccine Using HM 24
- <130> 1003378

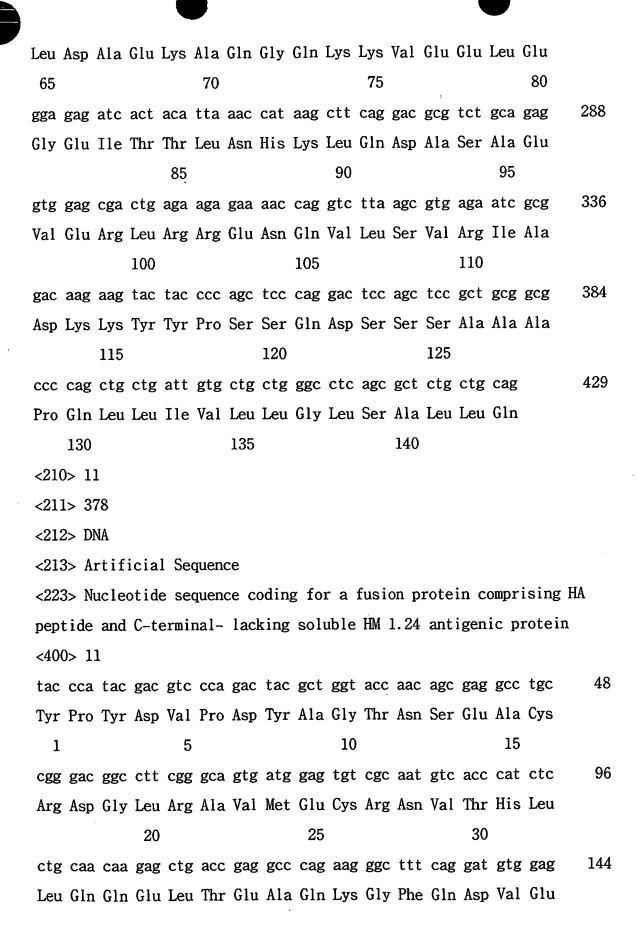
<160>	
<210> 1	
<211> 109	
<212> DNA	
<213> Artificial Sequence	
<220>	
<223> Synthetic DNA comprising leader sequence and HA coding sequence	nce
<400> 1	
aattcccacc atgggatgga gctgtatcat cctcttcttg gtagcaacag ctacaggtgt	60
ccactcatac ccatacgacg tcccagacta cgctggtacc gcggccgcg	109
<210> 2	
<211> 109	
<212> DNA	
<213> Artificial Sequence	
<220>	
<223> Synthetic DNA comprising leader sequence and HA coding seque	nce
<400> 2	
gatccgcggc cgcggtacca gcgtagtctg ggacgtcgta tgggtatgag tggacacctg	60
tagctgttgc taccaagaag aggatgatac agctccatcc catggtggg	109
<210> 3	
<211> 27	
<212> DNA	
<213> Artificial Sequence	
<220>	
<223> Primer	
<400> 3	
taaaggtacc aacagcgagg cctgccg	27
<210> 4	
<211> 28	

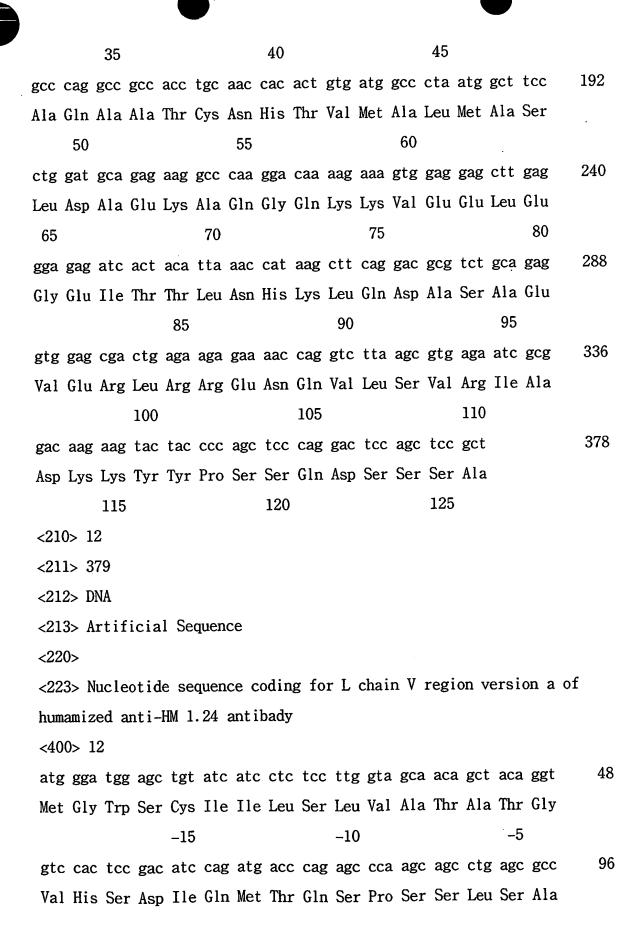
<212> DNA									
<213> Artificial Sequence									
<220>									
<223> Primer									
<400> 4									
ctgctgcagt gagatcccag gatccata	28								
<210> 5									
<211> 396									
, <212> DNA									
<213> Homosapiens									
<223> Nucleotide sequence of extracellular domain of soluble HM 1.2	24								
antigenic protein									
<400> 1									
aac agc gag gcc tgc cgg gac ggc ctt cgg gca gtg atg gag tgt cgc	48								
Asn Ser Glu Ala Cys Arg Asp Gly Leu Arg Ala Val Met Glu Cys Arg									
1 5 10 15									
aat gtc acc cat ctc ctg caa caa gag ctg acc gag gcc cag aag ggc	96								
Asn Val Thr His Leu Leu Gln Gln Glu Leu Thr Glu Ala Gln Lys Gly									
20 25 30									
ttt cag gat gtg gag gcc cag gcc gcc acc tgc aac cac act gtg atg	144								
Phe Gln Asp Val Glu Ala Gln Ala Ala Thr Cys Asn His Thr Val Met									
35 40 45									
gcc cta atg gct tcc ctg gat gca gag aag gcc caa gga caa aag aaa	192								
Ala Leu Met Ala Ser Leu Asp Ala Glu Lys Ala Gln Gly Gln Lys Lys									
50 55 60									
gtg gag gag ctt gag gga gag atc act aca tta aac cat aag ctt cag	240								
Val Glu Glu Leu Glu Gly Glu Ile Thr Thr Leu Asn His Lys Leu Gln									
65 70 75 80									
gac gcg tct gca gag gtg gag cga ctg aga aga gaa aac cag gtc tta	288								

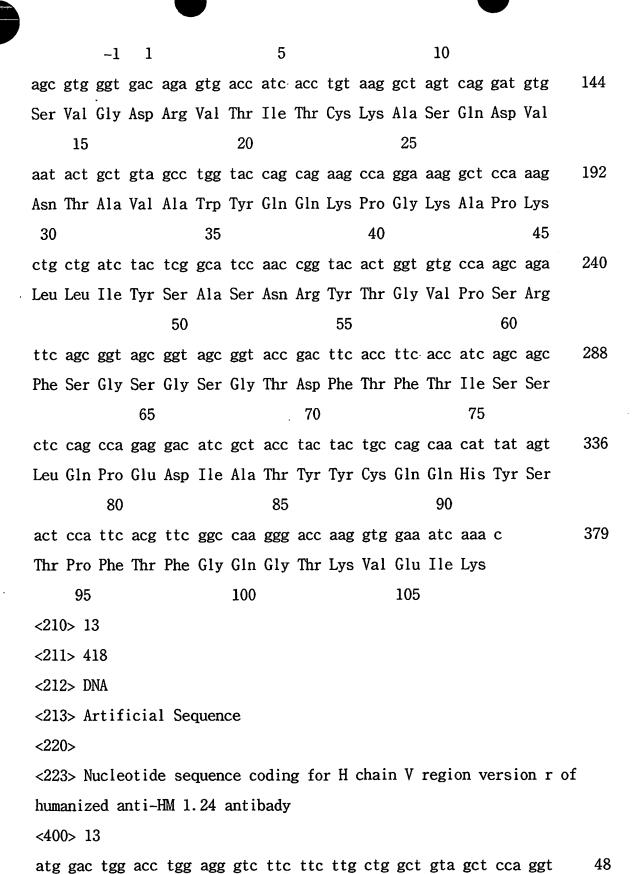


aat gtc acc cat ctc ctg caa caa gag ctg acc gag gcc cag aag ggc	96								
Asn Val Thr His Leu Leu Gln Gln Glu Leu Thr Glu Ala Gln Lys Gly									
20 25 30									
ttt cag gat gtg gag gcc cag gcc gcc acc tgc aac cac act gtg atg	144								
Phe Gln Asp Val Glu Ala Gln Ala Ala Thr Cys Asn His Thr Val Met									
35 40 45									
gcc cta atg gct tcc ctg gat gca gag aag gcc caa gga caa aag aaa	192								
Ala Leu Met Ala Ser Leu Asp Ala Glu Lys Ala Gln Gly Gln Lys Lys									
50 55 60									
gtg gag gag ctt gag gga gag atc act aca tta aac cat aag ctt cag	240								
Val Glu Glu Leu Glu Gly Glu Ile Thr Thr Leu Asn His Lys Leu Gln									
65 70 75 80									
gac gcg tct gca gag gtg gag cga ctg aga aga gaa aac cag gtc tta	288								
Asp Ala Ser Ala Glu Val Glu Arg Leu Arg Arg Glu Asn Gln Val Leu									
85 90 95									
age gtg aga ate geg gae aag aag tae tae eec age tee eag gae tee	336								
Ser Val Arg Ile Ala Asp Lys Lys Tyr Tyr Pro Ser Ser Gln Asp Ser									
100 105 110									
agc tcc gct	345								
Ser Ser Ala									
115									
<210> 8									
<211> 32									
<212> DNA									
<213> Artificial Sequence									
<220>									
<223> Primer									
<400> 8									
ggatcttggt tcattctcaa gcctcagaca gt									

<210> 9													
<211> 30													
<212> DNA													
<213> Artifi	cial Seq	uence											
<220>													
<223> Primer													
<400> 9													
cctcagactc ggcctgaccc gtggaaagaa								30					
<210> 10													
<211> 429													
<212> DNA													
<213> Artifi	cial Seq	uence	9										
<220>													
<223> Nucleo	otide sec	quence	e co	ding	for	af	usio	n pr	otei	n co	mpri	sing	HA
peptide and	soluble	HM 1.	. 24	ant i	geni	c pr	otei	n					
<400> 10													
tac cca tac													48
Tyr Pro Tyr	Asp Val	Pro .	Asp	Tyr	Ala	Gly	Thr	Asn	Ser	Glu	Ala	Cys	
1	5					10					15		
cgg gac ggc	ctt cgg	gca	gtg	atg	gag	tgt	cgc	aat	gtc	acc	cat	ctc	96
Arg Asp Gly	Leu Arg	Ala	Val	Met	Glu	Cys	Arg	Asn	Val	Thr	His	Leu	
	20	•			25					30			
ctg caa caa	gag ctg	acc	gag	gcc	cag	aag	ggc	ttt	cag	gat	gtg	gag	144
Leu Gln Gln	Glu Leu	Thr	Glu	Ala	Gln	Lys	Gly	Phe	Gln	Asp	Val	Glu	
35				40					45				
gcc cag gcc	gcc acc	tgc	aac	cac	act	gtg	atg	gcc	cta	atg	gct	tcc	192
Ala Gln Ala	Ala Thr	Cys	Asn	His	Thr	Val	Met	Ala	Leu	Met	Ala	Ser	
50			55					60					
cta ast acs	് മാമ മാദ	י מככ	caa	gga	caa	aag	aaa	gtg	gag	gag	ctt	gag	240







Met Asp Trp Thr Trp Arg Val Phe Phe Leu Leu Ala Val Ala Pro Gly



-15		-10	-5	•							
gct cac tcc cag gtg	cag ctg gtg cag	tct ggg gct gag	gtg aag aag	96							
Ala His Ser Gln Val	Gln Leu Val Gln	Ser Gly Ala Glu	Val Lys Lys								
-1 1	5	10									
cct ggg gcc tca gtg	aag gtt tcc tgc	aag gca tct gga	tac acc ttc	144							
Pro Gly Ala Ser Val	Lys Val Ser Cys	Lys Ala Ser Gly	Tyr Thr Phe								
15	20	25									
act ccc tac tgg atg	cag tgg gtg cga	cag gcc cct gga	caa ggg ctt	192							
Thr Pro Tyr Trp Met	Gln Trp Val Arg	Gln Ala Pro Gly	Gln Gly Leu								
30	35	40	45								
gag tgg atg gga tct	att ttt cct gga	gat ggt gat act	agg tac agt	240							
Glu Trp Met Gly Ser	Ile Phe Pro Gly	Asp Gly Asp Thr	Arg Tyr Ser								
50		55	60								
cag aag ttc aag ggc	aga gtc acc atg	acc gca gac aag	tcc acg agc	288							
Gln Lys Phe Lys Gly	Arg Val Thr Met	Thr Ala Asp Lys	Ser Thr Ser								
65	70)	75								
aca gcc tac atg gag	ctg agc agc ctg	g aga tct gag gac	acg gcc gtg	336							
Thr Ala Tyr Met Glu	Leu Ser Ser Leu	ı Arg Ser Glu Asp	Thr Ala Val								
80	. 85	90									
tat tac tgt gcg aga	. gga tta cga cga	ggg ggg tac tac	ttt gac tac	384							
Tyr Tyr Cys Ala Arg	Gly Leu Arg Arg	g Gly Gly Tyr Tyr	Phe Asp Tyr								
95	100	105									
tgg ggg caa ggg acc	acg gtc acc gtc	tcc tca g	,	418							
Trp Gly Gln Gly Thr	Thr Val Thr Val	Ser Ser									
110	115	120									
<210> 14											
<211> 418											
<212> DNA											
<213> Artificial Sequence											



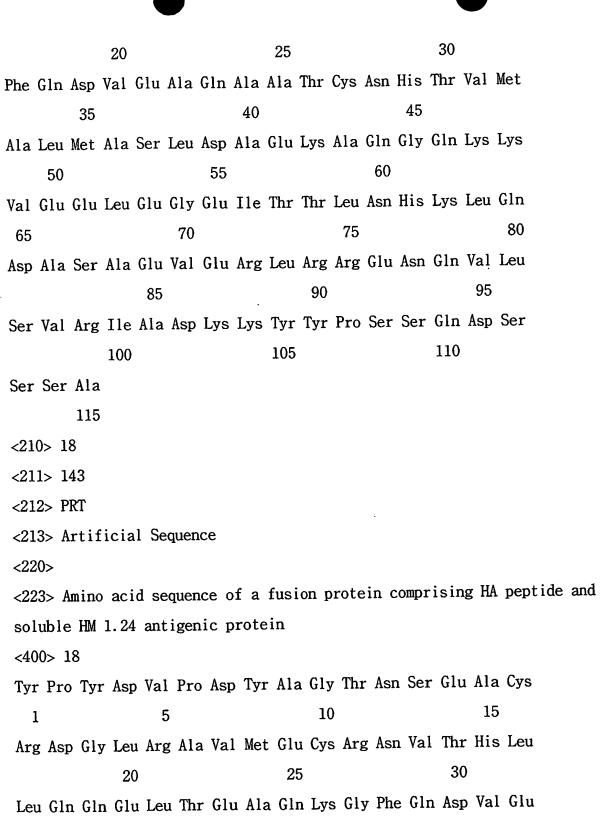
<220>

<223> Nucleotide sequence coding for H chain V region version s of humanized anti-HM 1.24 antibady <400> 14 atg gac tgg acc tgg agg gtc ttc ttc ttg ctg gct gta gct cca ggt 48 Met Asp Trp Thr Trp Arg Val Phe Phe Leu Leu Ala Val Ala Pro Gly -5 -10-15gct cac tcc cag gtg cag ctg gtg cag tct ggg gct gag gtg aag aag 96 Ala His Ser Gln Val Gln Leu Val Gln Ser Gly Ala Glu Val Lys 10 -1 cct ggg gcc tca gtg aag gtt tcc tgc aag gca tct gga tac acc ttc 144 Pro Gly Ala Ser Val Lys Val Ser Cys Lys Ala Ser Gly Tyr Thr Phe 20 25 15 192 act ccc tac tgg atg cag tgg gtg cga cag gcc cct gga caa ggg ctt Thr Pro Tyr Trp Met Gln Trp Val Arg Gln Ala Pro Gly Gln Gly Leu 45 40 35 30 240 gag tgg atg gga tct att ttt cct gga gat ggt gat act agg tac agt Glu Trp Met Gly Ser Ile Phe Pro Gly Asp Gly Asp Thr Arg Tyr Ser 60 55 50 288 cag aag ttc aag ggc aga gtc acc atc acc gca gac aag tcc acg agc Gln Lys Phe Lys Gly Arg Val Thr Ile Thr Ala Asp Lys Ser Thr Ser 75 70 65 aca gcc tac atg gag ctg agc agc ctg aga tct gag gac acg gcc gtg 336 Thr Ala Tyr Met Glu Leu Ser Ser Leu Arg Ser Glu Asp Thr Ala Val 85 90 80 tat tac tgt gcg aga gga tta cga cga ggg ggg tac tac ttt gac tac 384 Tyr Tyr Cys Ala Arg Gly Leu Arg Arg Gly Gly Tyr Tyr Phe Asp Tyr 105 100 95 418 tgg ggg caa ggg acc acg gtc acc gtc tcc tca g

Trp	Gly (Gln (Gly '	Γhr '	Thr '	Val '	Thr '	Val S	Ser S	Ser						
110					115				•	120						
<210	> 15															
<211	> 10	14														
<212	> DN	Α														
<213	> Ho	mosa	pien	s												
<223	> Nu	cleo	tide	seq	uenc	e co	ding	for	hum	am H	M 1.	24 a	ntig	enic	pro	tein
expr	esse	d on	cel	l me	mbra	ne										
<400	> 15	•													•	
gaat	tcgg	ca c	gagg	gato	t gg	atg	gca	tct	act	tcg	tat	gac	tat	tgc	;	49
						Met	Ala	. Ser	Thr	Ser	Tyr	Asp	Туі	Cys	;	
						1	•			5	•					
aga	gtg	ссс	atg	gaa	gac	ggg	gat	aag	cgc	tgt	aag	ctt	ctg	ctg	ggg	97
Arg	Val	Pro	Met	Glu	Asp	Gly	Asp	Lys	Arg	Cys	Lys	Leu	Leu	Leu	Gly	
10					15					20					25	
ata	gga	att	ctg	gtg	ctc	ctg	atc	atc	gtg	att	ctg	ggg	gtg	ccc	ttg	145
Ile	Gly	Ile	Leu	Val	Leu	Leu	Ile	Ile	Val	Ile	Leu	Gly	Val	Pro	Leu	
				30					35					40		
att	atc	ttc	acc	atc	aag	gcc	aac	agc	gag	gcc	tgc	cgg	gac	ggc	ctt	193
Ile	Ile	Phe	Thr	Ile	Lys	Ala	Asn	Ser	Glu	Ala	Cys	Arg	Asp	Gly	Leu	
			45					50					55			
cgg	gca	gtg	atg	gag	tgt	cgc	aat	gtc	acc	cat	ctc	ctg	caa	caa	gag	241
Arg	Ala	Val	Met	Glu	Cys	Arg	Asn	Val	Thr	His	Leu	Leu	Gln	Gln	Glu	
		60					65					70				
ctg	acc	gag	gcc	cag	aag	ggc	ttt	cag	gat	gtg	gag	gcc	cag	gcc	gcc	289
Leu	Thr	Glu	Ala	Gln	Lys	Gly	Phe	Gln	Asp	Val	Glu	Ala	Gln	Ala	Ala	
	75					80					85					
acc	tgc	aac	cac	act	gtg	atg	gcc	cta	atg	gct	tcc	ctg	gat	gca	gag	337
Thr	Cys	Asn	His	Thr	Val	Met	Ala	Leu	Met	Ala	Ser	Leu	Asp	Ala	Glu	

90					95					100					105	
aag	gcc	caa	gga	caa	aag	aaa.	gtg	gag	gag	ctt	gag	gga	gag	atc	act	385
Lys																
				110					115					120		
aca	tta	aac	cat	aag	ctt	cag	gac	gcg	tct	gca	gag	gtg	gag	cga	ctg	433
Thr	Leu	Asn	His	Lys	Leu	Gln	Asp	Ala	Ser	Ala	Glu	Val	Glu	Arg	Leu	
			125					130					135			
aga	aga	gaa	aac	cag	gtc	tta	agc	gtg	aga	atc	gcg	gac	aag	aag	tac	481
Arg	Arg	Glu	Asn	Gln	Val	Leu	Ser	Val	Arg	Ile	Ala	Asp	Lys	Lys	Tyr	
		140					145					150				
tac	ccc	agc	tcc	cag	gac	tcc	agc	tcc	gct	gcg	gcg	ccc	cag	ctg	ctg	529
Tyr	Pro	Ser	Ser	Gln	Asp	Ser	Ser	Ser	Ala	Ala	Ala	Pro	Gln	Leu	Leu	
	155					160					165					
att	gtg	ctg	ctg	ggc	ctc	agc	gct	ctg	ctg	cag	tga	gatc	cca	ggaa	gctggc	582
Ile	Val	Leu	Leu	Gly	Leu	Ser	Ala	Leu	Leu	Gln			-			
170					175	1				180	•					
aca	tctt	gga	aggt	ccgt	cc t	gctc	ggct	t tt	cgct	tgaa	cat	tccc	ttg	atct	catcag	642
ttc	tgag	cgg	gtca	tggg	gc a	acac	ggtt	a gc	gggg	agag	cac	gggg	tag	ccgg	agaagg	702
gcc	tctg	gag	cagg	tctg	ga g	gggc	catg	g gg	cagt	cctg	ggt	gtgg	gga	caca	gtcggg	762
ttg	accc	agg	gctg	tctc	cc t	ccag	gagco	t cc	ctcc	ggac	aat	gagt	ccc	ccct	cttgtc	822
tcc	cacc	ctg	agat	tggg	ca t	gggg	gtgcg	g tg	tggg	gggc	atg	tgct	gcc	tgtt	gttatg	882
															ataaac	
act	tcct	ttg	aggg	gagag	gca o	cacct	taaa	na aa	aaaa	aaaa	a aaa	aaaa	aaaa	aaaa	aaattc	1002
ggg	cggc	cgc	ca													1014
<21	0> 1	.6														
<21	1> 1	32														
<212> PRT																
<213> Homosapiens																
<223> Amino acid sequence of soluble HM 1.24 antigenic protein																

<400> 16 Asn Ser Glu Ala Cys Arg Asp Gly Leu Arg Ala Val Met Glu Cys Arg 15 5 10 1 Asn Val Thr His Leu Leu Gln Gln Glu Leu Thr Glu Ala Gln Lys Gly 30 25 20 Phe Gln Asp Val Glu Ala Gln Ala Ala Thr Cys Asn His Thr Val Met 45 40 35 Ala Leu Met Ala Ser Leu Asp Ala Glu Lys Ala Gln Gly Gln Lys Lys 60 55 50 Val Glu Glu Leu Glu Gly Glu Ile Thr Thr Leu Asn His Lys Leu Gln 75 70 65 Asp Ala Ser Ala Glu Val Glu Arg Leu Arg Arg Glu Asn Gln Val Leu 95 90 85 Ser Val Arg Ile Ala Asp Lys Lys Tyr Tyr Pro Ser Ser Gln Asp Ser 105 110 100 Ser Ser Ala Ala Pro Gln Leu Leu Ile Val Leu Leu Gly Leu Ser 125 120 115 Ala Leu Leu Gln 130 <210> 17 <211> 115 <212> PRT <213> Homosapiens <223> Amino acid sequence of extra cellular downing of C-terminal lacking soluble HM 1.24 antigenic protein <400> 17 Asn Ser Glu Ala Cys Arg Asp Gly Leu Arg Ala Val Met Glu Cys Arg 10 15 5 1 Asn Val Thr His Leu Leu Gln Gln Glu Leu Thr Glu Ala Gln Lys Gly



40

55

Ala Gln Ala Ala Thr Cys Asn His Thr Val Met Ala Leu Met Ala Ser

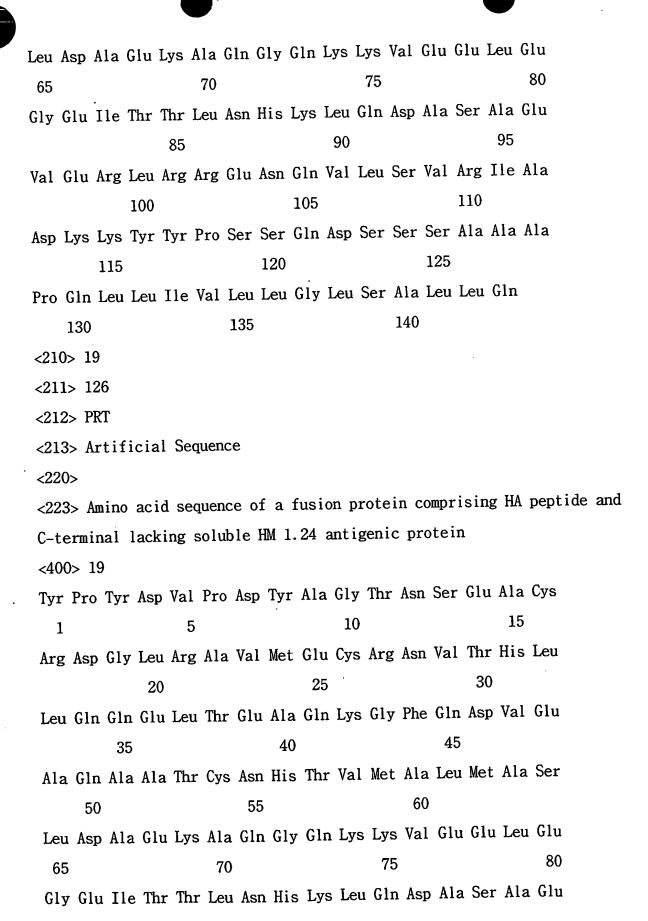
35

50

出証特2003-3108923

45

60



95 90 85 Val Glu Arg Leu Arg Arg Glu Asn Gln Val Leu Ser Val Arg Ile Ala 110 100 105 Asp Lys Lys Tyr Tyr Pro Ser Ser Gln Asp Ser Ser Ser Ala 125120 115 <210> 20 <211> 126 <212> PRT <213> Artificial Sequence <220> <223> Amino acid sequence of L chain V region version a of humanized amti-HM 1.24 antibady . <400> 20 Met Gly Trp Ser Cys Ile Ile Leu Ser Leu Val Ala Thr Ala Thr Gly -5 -10-15Val His Ser Asp Ile Gln Met Thr Gln Ser Pro Ser Ser Leu Ser Ala 10 5 -11 Ser Val Gly Asp Arg Val Thr Ile Thr Cys Lys Ala Ser Gln Asp Val 25 20 15 Asn Thr Ala Val Ala Trp Tyr Gln Gln Lys Pro Gly Lys Ala Pro Lys 45 40 30 35 Leu Leu Ile Tyr Ser Ala Ser Asn Arg Tyr Thr Gly Val Pro Ser Arg 60 55 50

75 70 65 Leu Gln Pro Glu Asp Ile Ala Thr Tyr Tyr Cys Gln Gln His Tyr Ser 90 85 80 Thr Pro Phe Thr Phe Gly Gln Gly Thr Lys Val Glu Ile Lys 105 100 95

Phe Ser Gly Ser Gly Ser Gly Thr Asp Phe Thr Phe Thr Ile Ser Ser

```
<210> 21
<211> 139
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Amino acid sequence of H chain V region version r of humanized
anti-HM 1.24 antibady
<400> 21
Met Asp Trp Thr Trp Arg Val Phe Phe Leu Leu Ala Val Ala Pro Gly
                                                           -5
                                     -10
                -15
Ala His Ser Gln Val Gln Leu Val Gln Ser Gly Ala Glu Val Lys Lys
                                                   10
              1
                               5
         -1
Pro Gly Ala Ser Val Lys Val Ser Cys Lys Ala Ser Gly Tyr Thr Phe
                                               25
                          20
     15
Thr Pro Tyr Trp Met Gln Trp Val Arg Gln Ala Pro Gly Gln Gly Leu
                                                               45
                                           40
                      35
 30
Glu Trp Met Gly Ser Ile Phe Pro Gly Asp Gly Asp Thr Arg Tyr Ser
                                                           60
                                       55
                  50
Gln Lys Phe Lys Gly Arg Val Thr Met Thr Ala Asp Lys Ser Thr Ser
                                                       75
                                   70
              65
Thr Ala Tyr Met Glu Leu Ser Ser Leu Arg Ser Glu Asp Thr Ala Val
                                                   90
                               85
          80
 Tyr Tyr Cys Ala Arg Gly Leu Arg Arg Gly Gly Tyr Tyr Phe Asp Tyr
                          100
                                              105
      95
 Trp Gly Gln Gly Thr Thr Val Thr Val Ser Ser
                      115
                                          120
 110
 <210> 22
 <211> 139
```

<212> PRT



<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Amino acid sequence of H chain V region version s of humanized anti-HM 1.24 antibady

<400> 22

Met Asp Trp Thr Trp Arg Val Phe Phe Leu Leu Ala Val Ala Pro Gly
-15 -10 -5

Ala His Ser Gln Val Gln Leu Val Gln Ser Gly Ala Glu Val Lys Lys
-1 1 5 10

Pro Gly Ala Ser Val Lys Val Ser Cys Lys Ala Ser Gly Tyr Thr Phe
15 20 25

Thr Pro Tyr Trp Met Gln Trp Val Arg Gln Ala Pro Gly Gln Gly Leu 30 45

Glu Trp Met Gly Ser Ile Phe Pro Gly Asp Gly Asp Thr Arg Tyr Ser 50 55 60

Gln Lys Phe Lys Gly Arg Val Thr Ile Thr Ala Asp Lys Ser Thr Ser
65 70 75

Thr Ala Tyr Met Glu Leu Ser Ser Leu Arg Ser Glu Asp Thr Ala Val 80 85 90

Tyr Tyr Cys Ala Arg Gly Leu Arg Arg Gly Gly Tyr Tyr Phe Asp Tyr 95 100 105

Trp Gly Gln Gly Thr Thr Val Thr Val Ser Ser

110 115 120

<210> 23

<211> 180

<212> PRT

<213> Homosapiens

<223> Amino acid sequence of humam HM 1.24 antigenic protein expressed on cell membrane



<400> 23

Met Ala Ser Thr Ser Tyr Asp Tyr Cys Arg Val Pro Met Glu Asp Gly

1 5 10 15

Asp Lys Arg Cys Lys Leu Leu Leu Gly Ile Gly Ile Leu Val Leu Leu 20 25 30

Ile Ile Val Ile Leu Gly Val Pro Leu Ile Ile Phe Thr Ile Lys Ala 35 40 45

Asn Ser Glu Ala Cys Arg Asp Gly Leu Arg Ala Val Met Glu Cys Arg
50 55 60

Asn Val Thr His Leu Leu Gln Gln Glu Leu Thr Glu Ala Gln Lys Gly
65 70 75 80

Phe Gln Asp Val Glu Ala Gln Ala Ala Thr Cys Asn His Thr Val Met 85 90 95

Ala Leu Met Ala Ser Leu Asp Ala Glu Lys Ala Gln Gly Gln Lys Lys

100 105 110

Val Glu Glu Leu Glu Gly Glu Ile Thr Thr Leu Asn His Lys Leu Gln 115 120 125

Asp Ala Ser Ala Glu Val Glu Arg Leu Arg Arg Glu Asn Gln Val Leu 130 135 140

Ser Val Arg Ile Ala Asp Lys Lys Tyr Tyr Pro Ser Ser Gln Asp Ser 145 150 155 160

Ser Ser Ala Ala Pro Gln Leu Leu Ile Val Leu Leu Gly Leu Ser 165 170 175

Ala Leu Leu Gln

180

【図面の簡単な説明】

【図1】

図1は、HM1.24が負荷された(loaded)末梢血細胞(標的細胞)、自己の腫瘍 細胞又はその他の対照細胞と共に、HM1.24をパルスした樹状細胞により刺激され



たT細胞又は未刺激の生来のT細胞がインキュベートされた場合に、それらのT細胞により産生されるインターフェロン $-\gamma$ の量を示すグラフである。

【図2】

図2は、HM1.24をパルスした樹状細胞により刺激されたT細胞(エファクター細胞、細胞傷害性Tリンパ球)が、HM1.24を担持する標的細胞を殺すことを示すグラフである。

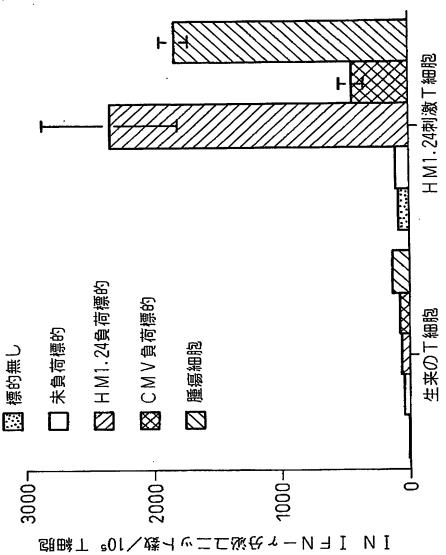


【書類名】

図面

【図1】

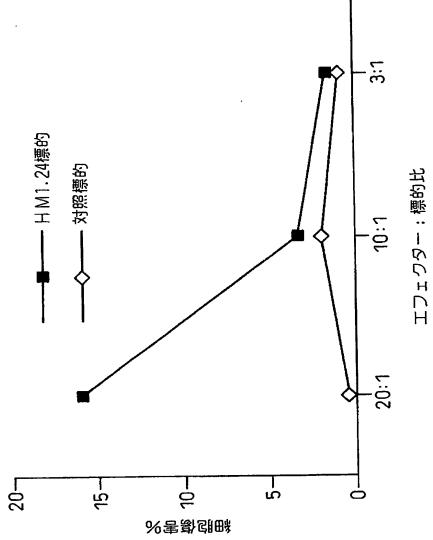
図 1





【図2】





1/E



【書類名】 要約書

【要約】

. . .

【課題】 HM1.24による T細胞の刺激を含む免疫系に基づく新規な癌ワクチンの 提供。

【解決手段】 HM1.24によりパルスされた、あるいはHM1.24をコードする遺伝子が導入された、抗原特異的樹状細胞、HM1.24蛋白質、HM1.24ペプチド、又はHM1.24蛋白質をコードするDNA又はRNAを有効成分とする癌ワクチン。

【選択図】 図1



出願人履歴情報

識別番号

[597013168]

1. 変更年月日

1997年 1月29日

[変更理由]

新規登録

住 所

イギリス国, ダブリュシー1イー 6ビーティー, ロンドン,

ゴーワー ストリート (番地なし)

氏 名

ユニバーシティ カレッジ ロンドン

2. 変更年月日

2001年 3月 9日

[変更理由]

住所変更

住 所

イギリス国、ロンドン、ガワー、ストリート(番地なし)

氏 名

ユニバーシティ カレッジ ロンドン



特願2002-316639

出願人履歴情報

識別番号

[000003311]

1. 変更年月日 [変更理由] 住 所 氏 名 1990年 9月 5日 新規登録 東京都北区浮間5丁目5番1号 中外製薬株式会社